

1/3,AE/1

BEST AVAILABLE COPY

DIALOG(R) File 348:EUROPEAN PATENTS

(c) 2005 European Patent Office. All rts. reserv.

00322325

Process for obtaining staphylococcal capsule polysaccharides, uses of these polysaccharides and strains for putting this process into operation.

Verfahren zur Gewinnung von Polyosiden aus Staphylokokken-Kapseln sowie Verwendungen dieser Polyoside und Stamme für die Durchführung dieses Verfahrens.

Procede d'obtention de polyosides capsulaires de staphylocoques, applications de ces polyosides et souches pour la mise en oeuvre du procede.

PATENT ASSIGNEE:

INSTITUT PASTEUR, (250795), 28, rue du Docteur Roux, F-75724 Paris Cedex 15, (FR), (applicant designated states: AT;BE;CH;DE;ES;FR;GB;GR;IT;LI;LU;NL;SE)

INVENTOR:

Fournier, Jean-Michel, 100, rue de la Chapelle, F-75018 PARIS, (FR)
Bouvet, Anne, 203, rue d'Alesia, F-75014 PARIS, (FR)
Boutonnier, Alain, 151, rue du Chateau des Rentiers, F-75013 PARIS, (FR)

LEGAL REPRESENTATIVE:

Le Guen, Gerard et al (16721), CABINET LAVOIX 2, place d'Estienne d'Orves, F-75441 Paris Cedex 09, (FR)

PATENT (CC, No, Kind, Date): EP 302781 A1 890208 (Basic)
EP 302781 B1 921111

APPLICATION (CC, No, Date): EP 88401996 880729;

PRIORITY (CC, No, Date): FR 8711006 870803

DESIGNATED STATES: AT; BE; CH; DE; ES; FR; GB; GR; IT; LI; LU; NL; SE

INTERNATIONAL PATENT CLASS: A61K-039/085; A61K-031/715; C12P-019/04;

ABSTRACT EP 302781 A1 (Translated)

The invention relates to a process for obtaining capsule polysaccharides characteristic of Staphylococcus aureus, wherein, to obtain these polysaccharides, coagulase-negative staphylococcal strains are used.

The capsule polysaccharides obtained may be used for the preparation of vaccines against Staphylococcus aureus and diagnostic products.

TRANSLATED ABSTRACT WORD COUNT: 44

ABSTRACT WORD COUNT: 54

LANGUAGE (Publication,Procedural,Application): French; French; French

FULLTEXT AVAILABILITY:

Available Text	Language	Update	Word Count
CLAIMS B	(English)	EPBBF1	348
CLAIMS B	(German)	EPBBF1	336
CLAIMS B	(French)	EPBBF1	741
SPEC B	(French)	EPBBF1	2032
Total word count - document A			0
Total word count - document B			3457
Total word count - documents A + B			3457

File 351:Derwent WPI 1963-2005/UD,UM &UP=200531
(c) 2005 Thomson Derwent

THIS PAGE BLANK (USPTO)

(19)



Europäisches Patentamt
European Patent Office
Office européen des brevets



(11) Numéro de publication: **0 302 781 B1**

(12)

FASCICULE DE BREVET EUROPEEN

(43) Date de publication de fascicule du brevet: 11.11.92 (91) Int. Cl.⁵: **A61K 39/085, A61K 31/715, C12P 19/04**

(21) Numéro de dépôt: 88401996.9

(22) Date de dépôt: 29.07.88

(54) Procédé d'obtention de polyosides capsulaires de staphylocoques, applications de ces polyosides et souches pour la mise en oeuvre du procédé.

(30) Priorité: 03.08.87 FR 8711006

(43) Date de publication de la demande: 08.02.89 Bulletin 89/06

(45) Mention de la délivrance du brevet: 11.11.92 Bulletin 92/46

(94) Etats contractants désignés:
AT BE CH DE ES FR GB GR IT LI LU NL SE

(96) Documents cités:
FR-A- 2 410 043

ANNALES INSTITUT PASTEUR, vol. 123, 1972, pages 783-797; J. FLEURETTE et al.: "Caractères biochimiques et antigéniques de 'Staphylococcus epidermidis'"

CHEMICAL ABSTRACTS, vol. 101, no. 11, 10 septembre 1984, page 458, résumé no. 88521h, Columbus, Ohio, US; J.M. FOURNIER et al.: "Purification and characterization of Staphylococcus aureus type 8 capsular polysaccharide", & INFECT. IMMUN. 1984, 45 (1), 87-93

(73) Titulaire: INSTITUT PASTEUR
28, rue du Docteur Roux
F-75724 Paris Cédex 15(FR)

(72) Inventeur: Fournier, Jean-Michel
100, rue de la Chapelle
F-75018 PARIS(FR)
Inventeur: Bouvet, Anne
203, rue d'Alésia
F-75014 PARIS(FR)
Inventeur: Boutonnier, Alain
151, rue du Château des Rentiers
F-75013 PARIS(FR)

(74) Mandataire: Le Guen, Gérard et al
CABINET LAVOIX 2, place d'Estienne d'Orves
F-75441 Paris Cédex 09(FR)

Il est rappelé que: Dans un délai de neuf mois à compter de la date de publication de la mention de la délivrance du brevet européen, toute personne peut faire opposition au brevet européen délivré, auprès de l'Office européen des brevets. L'opposition doit être formée par écrit et motivée. Elle n'est réputée formée qu'après paiement de la taxe d'opposition (art. 99(1) Convention sur le brevet européen).

CHEMICAL ABSTRACTS, vol. 83, no. 7, 18 août 1975, page 328, résumé no. 66579b, Columbus, Ohio, US; G.S. JOHNSEN et al.: "Polysaccharide C of Staphylococcus epidermidis 2. Antigenic properties", & ACTA PATHOL MICROBIOL SCAND. SECT. B: MICROBIOL 1975, 83B(3), 235-9

CHEMICAL ABSTRACTS, vol. 101, no. 19, 5 novembre 1984, page 353, résumé no. 167029g, Columbus, Ohio, US; Y. ICHIMAN et al.: "The role of the capsule of Staphylococcus epidermidis in experimental infection and immunity", & SEI MARIANNA IKA DAIGAKU ZASSHI 1984, 12(1), 1-9

CHEMICAL ABSTRACTS, vol. 93, no. 11, 15 septembre 1980, page 371, résumé no. 110261p, Columbus, Ohio, US; A. UMEDA et al.: "Staphylococcus cell wall structure and the mode of formation", & NIPPON SAIKINGAKU ZASSHI 1980, 35(1), 129

Description

La présente invention concerne un procédé d'obtention de polysides capsulaires de staphylocoques et plus particulièrement un procédé d'obtention de polysides capsulaires caractéristiques de Staphylococcus aureus.

S. aureus produit un très grand nombre d'antigènes extra- et intra-cellulaires, parmi lesquels de nombreuses toxines et enzymes. L'implication de ces métabolites dans les intoxications alimentaires ou dans la constitution des abcès est bien établie. Par contre, aucune corrélation n'a pu être établie entre la présence de ces antigènes et les propriétés invasives de S. aureus, c'est-à-dire sa capacité à entraîner une septicémie.

Les polysides capsulaires sont des facteurs de pathogénicité bien connus pour des bactéries telles que Streptococcus pneumoniae, Haemophilus influenzae et Neisseria meningitidis. C'est pourquoi de nombreuses tentatives d'isolement de souches de staphylocoques capsulés ont été réalisées. Quelques souches capsulées ont été décrites dans la littérature (souches Smith, M et T). Cependant, le fait que les souches de S. aureus isolées chez des malades apparaissent dépourvues de capsules à l'examen de colonies sur gélose, ou à l'examen microscopique des germes, a conduit la majorité des auteurs à conclure que cette bactérie est habituellement non capsulée.

Pourtant, dans des publications parues depuis 1970, Walter W. Karakawa a démontré, d'une part, l'existence de polysides capsulaires dans plusieurs isollements cliniques de staphylocoques et, d'autre part, que des antigènes capsulaires protégeaient la bactérie de la phagocytose par les polynucléaires. En 1980, Walter Karakawa et Willie Vann (Capsular polysaccharides of Staphylococcus aureus, p. 285-293. In J.B. Robbins, J.C. Hill, and J.C. Sadoff (ed.). Seminars in infectious disease, vol. 4. Bacterial vaccines. Thieme Stratton, Inc. New York) démontraient par des critères essentiellement immunologiques, l'existence d'au moins 8 types capsulaires de S. aureus.

La purification et la caractérisation biochimique et immunologique du polyside capsulaire de type 8 ont été réalisées en 1984 (J.M. Fournier et al. Infect. Immun. 45 : 87-93) et une méthode de typage capsulaire de S. aureus a été décrite en 1985 (W.W. Karakawa et al. J. Clin. Microbiol. 22 : 445-447).

Des études épidémiologiques réalisées sur un grand nombre de souches de S. aureus isolées de malades, ont montré que 70 à 80% de ces souches possédaient l'un ou l'autre des polysides capsulaires 5 et 8 (par exemple R.D. Arbeit et al. Diagn. Microbiol. Infect. Dis. 2 : 85-91. 1984).

Des anticorps monoclonaux spécifiques des polysides capsulaires 5 et 8 ont été préparés (H.K. Hochkeppel et al. J. Clin. Microbiol. 25 : 526-530. 1987, et M.J. Neill et al. Infect. Immun. 49 : 14-18. 1985).

Karakawa et al., J. Clin. Microbiol., 1985, 22 : 445-447 a en outre décrit une méthode d'identification des polysaccharides capsulaires de type 1, 2, 3, 4, 5, 6, 7 et 8 de Staphylococcus aureus au moyen d'une réaction d'agglutination et d'immunoprécipitation au moyen d'antisérums monospécifiques.

A côté de Staphylococcus aureus qui est un staphylocoque coagulase positive, c'est-à-dire qui produit une coagulase libre (voir Bergey's Manual), on connaît de nombreuses espèces de staphylocoques qui sont des staphylocoques coagulase négative, c'est-à-dire ne produisent pas de coagulase libre. Ces espèces coagulase négative ont été classées par KLOOS et SCHLEIFER; (Int. J. Syst. Bacteriol. 25, p. 50-61; p. 62-79).

Parmi ces espèces coagulase négative, on peut citer :

Staphylococcus simulans

Staphylococcus xylosus

Staphylococcus cohnii

Staphylococcus saprophiticus

Staphylococcus haemolyticus

Staphylococcus warneri

Staphylococcus hominis

Staphylococcus epidermidis

Staphylococcus capitis

Ces staphylocoques coagulase négative sont habituellement non pathogènes pour l'homme et pour l'animal. Aucun polyside capsulaire identique à ceux décrits chez S. aureus n'a été identifié dans les souches de staphylocoques coagulase négative. Au contraire, M.J. Neill et al (déjà cité) ont montré que 3 souches de S. epidermidis ne produisent pas de polyside capsulaire de type 5 ou de type 8.

Or, la Demanderesse a découvert que certaines souches de staphylocoques coagulase négative produisent des polysides capsulaires identiques à ceux de Staphylococcus aureus et généralement en des quantités plus importantes que Staphylococcus aureus. La fréquence d'isolement de telles souches est

environ 2% chez l'homme.

La présente invention a en conséquence pour objet un procédé d'obtention de polysides capsulaires caractéristiques de Staphylococcus aureus, par culture de souches de staphylocoques, extraction du polyside capsulaire et purification de ce polyside capsulaire, caractérisé en ce qu'on utilise comme souche de staphylocoque une souche de staphylocoque coagulase négative qui a été sélectionnée parmi les souches productrices de ce polyside.

La présente invention a également pour objet les applications de ces polysides notamment un procédé d'obtention d'un vaccin contre Staphylococcus aureus et de produits de diagnostic, ainsi que des souches isolées et sélectionnées productrices de polysides capsulaires caractéristiques de Staphylococcus aureus.

La sélection d'une souche productrice d'un polyside capsulaire caractéristique de Staphylococcus aureus peut être aisément réalisée

- soit à partir de la bactérie intacte, par agglutination d'une suspension bactérienne au moyen d'anticorps spécifiques des polysides capsulaires de Staphylococcus aureus, notamment d'anticorps monoclonaux tels que ceux déjà décrits, utilisés en solution ou préalablement fixés par exemple sur un support tel que des particules de latex,
- soit par détection du polyside capsulaire dans des extraits bactériens, obtenus, par exemple,
- par lavage des bactéries
- ou
- après lyse bactérienne, obtenue par autoclavage ou par utilisation d'une enzyme spécifique du staphylocoque telle que la lysostaphine.

Le polyside capsulaire peut être mis en évidence dans ces extraits bactériens par des méthodes immunologiques ou par des méthodes physico-chimiques.

Parmi les méthodes immunologiques, on peut citer :

- l'immunoprécipitation en gel d'agarose (double diffusion),
- l'immunoélectrophorèse en fusée (voir en particulier J.M. Fournier et al et Hochkeppel et al déjà cités).

L'anticorps spécifique du polyside capsulaire est inclus dans un gel d'agarose équilibré dans un tampon à pH 8,6 (pH auquel l'anticorps ne migre pas). L'extrait bactérien est déposé dans un puits creusé dans le gel puis soumis à l'action d'un champ électrique qui fait migrer le polyside capsulaire éventuellement présent dans l'extrait. Au fur et à mesure de sa migration, le polyside capsulaire se combine avec l'anticorps et forme un précipité dont le front se déplace jusqu'à ce qu'il n'y ait plus de polyside capsulaire libre. Après séchage, fixation et coloration du gel, la mesure de la hauteur de la flèche observée permet de déterminer la quantité de polyside capsulaire présent dans l'extrait bactérien.

- les réactions immunoenzymatiques de type ELISA.

Parmi les méthodes physico-chimiques, on peut citer des méthodes qui mettent en évidence la présence d'un ou de plusieurs constituants du polyside capsulaire :

- chromatographie en phase gazeuse,
- chromatographie liquide sous haute pression,
- chromatographie d'échange d'ions,
- filtration sur gel,
- chromatographie d'affinité,
- dosages chimiques des sucres aminés.

A partir des souches sélectionnées, on obtient le polyside capsulaire en trois étapes :

- culture des bactéries,
- extraction du polyside capsulaire,
- purification du polyside capsulaire.

1) Culture des bactéries :

Comme milieu de culture, on peut utiliser notamment le milieu Columbia (Difco), liquide ou solide (meilleure production de polyside capsulaire par des bactéries cultivées sur milieu solide), avec une durée de culture d'une nuit à 37° C par exemple.

2) Extraction du polyside capsulaire :

Deux procédés peuvent être employés :

- autoclavage,

- lyse des bactéries par la lysostaphine.

a) Extraction par autoclavage :

- 6 Les bactéries cultivées sur milieu solide sont mises en suspension dans de l'eau physiologique tamponnée (EPT) (5 ml pour une boîte de Petri de 9 cm de diamètre), puis autoclavées une heure à 121° C. Après centrifugation 20 minutes à 25000 g, le surnageant est gardé et le culot est à nouveau extrait dans les mêmes conditions. Après centrifugation 20 minutes à 25000 g, les deux surnageants sont regroupés, dialysés contre l'eau distillée et lyophilisés. On obtient ainsi l'extrait brut (EB).
- 10 Pour 100 boîtes de Petri, on obtient approximativement 10 g de culot bactérien humide et 2 g d'EB.
- Les bactéries cultivées en milieu liquide sont tuées par addition de phénol et d'éthanol (1,5 %, 24 h à la température du laboratoire), puis récupérées par centrifugation 20 minutes à 25000 g ou ultrafiltration par exemple sur un filtre Durapore type HV 0,45 micromètre de Millipore. Le culot bactérien est remis en suspension dans de l'EPT (0,1 g de culot humide/ml d'EPT) puis extrait à l'autoclavage dans les conditions
- 15 décrites précédemment.

b) Extraction par la lysostaphine :

- Le culot bactérien est mis en suspension dans de l'EPT (0,5 g/ml) contenant 25 mg de lysostaphine par
- 20 litre. La suspension est agitée pendant une nuit à 37° C, puis centrifugée 20 minutes à 25000 g. Le surnageant est dialysé contre l'eau distillée puis lyophilisé.

3) Purification du polyside capsulaire :

- 25 Une méthode avantageuse de purification est la suivante :

a) Traitement enzymatique de l'EB :

- L'EB est repris dans l'EPT (10 mg/ml), traité par la DNase et la RNase (0,1 mg/ml, 6 h à 37° C) puis la
- 30 protéase (1 mg/ml, une nuit à 37° C). Le produit est ensuite dialysé contre l'eau distillée et lyophilisé. Deux g d'EB donnent approximativement 0,7 g d'extrait traité aux enzymes (ETE). Ce traitement permet d'éliminer la plus grande partie des protéines et des acides nucléiques.

b) Chromatographie d'échange d'ions :

- 35 L'ETE est repris dans un tampon acétate de sodium (0,05 M, pH 6) contenant du chlorure de sodium (0,1 M) puis passé sur un échangeur d'ions (par exemple de la DEAE-cellulose) équilibré avec le même tampon. La plus grande partie des protéines contenues dans l'ETE ne sont pas absorbées sur l'échangeur d'ions et sont donc éliminées par un lavage de l'échangeur d'ions avec le tampon d'équilibrage. Par contre,
- 40 le polyside capsulaire, l'acide teichoïque et les acides nucléiques, restent fixés sur l'échangeur d'ions.

- Le polyside capsulaire est élué en faisant passer sur l'échangeur d'ions un tampon contenant une concentration plus élevée de chlorure de sodium. A titre d'exemple, le polyside capsulaire de type 5 est élué avec un tampon acétate de sodium (0,05 M, pH 6) contenant du chlorure de sodium à la concentration de 0,15 M. Pour éluer le polyside capsulaire de type 8, la concentration de chlorure de sodium doit être
- 45 de 0,18 M. Les éluats sont recueillis dans un collecteur de fractions, et les fractions qui contiennent du polyside capsulaire (détecté par une réaction immunologique utilisant des anticorps spécifiques) sont regroupées, dialysées contre l'eau distillée puis lyophilisées.

- On obtient approximativement 20 mg d'extrait purifié sur échangeur d'ions (EEI) à partir de 0,17 g d'ETE. Cette chromatographie d'échange d'ions permet d'éliminer la plus grande partie des protéines, des
- 50 acides nucléiques et de l'acide teichoïque.

c) Filtration sur gel :

- L'EEI est reconstitué dans une solution de chlorure de sodium (0,2 M), et filtré sur un gel de Sepharose
- 55 4B-CL. Les fractions contenant du polyside capsulaire, détecté par réaction immunologique, sont regroupées, dialysées contre l'eau distillée et lyophilisées. Le produit lyophilisé constitue le polyside capsulaire purifié.

Ce polyside capsulaire est contaminé par moins de 1% de protéines, moins de 0,5% d'acides

EP 0 302 781 B1

nucléiques et moins de 0,05% d'acide teichoïque. A partir de 20 mg d'EEI, on obtient approximativement 10 mg de polyside capsulaire purifié. Finalement, à partir de 10 g de culot bactérien humide récolté sur 100 boîtes de Petri, on obtient approximativement 10 mg de polyside capsulaire purifié.

A titre d'exemple on a isolé les souches suivantes de staphylocoque coagulase négative produisant du polyside capsulaire identique à celui de Staphylococcus aureus.

Pour la sélection des souches productrices de polysides capsulaires caractéristiques de Staphylococcus aureus, on a mis au contact de la suspension bactérienne, une quantité d'anticorps spécifiques de ces polysides capsulaires. La détection des polysides capsulaires obtenus après lyse bactérienne, a été faite par immunoelectrophorèse en fusée (technique décrite par J.M. FOURNIER déjà cité) ou par Elisa.

Chaque souche hautement productrice de polysides capsulaires a été caractérisée par ces deux techniques.

	Numéro de la souche	850208	860638	850071	850279
15	Numéro de dépôt à la CNCM	I-685	I-682	I-684	I-683
	Date de dépôt.	30.07.87	30.07.87	30.07.87	30.07.87
	Morphologie	Cocci gram positif	Cocci gram positif	Cocci gram positif	Cocci gram positif
20	Catalase	+	+	+	+
	Fermentation du glucose en milieu MEVAG	+	+	+	+
25	DNase	-	-	-	-
	Coagulase	-	-	-	-
	Type capsulaire	5	5	8	8

Ces souches présentent les caractéristiques d'identification biochimique par le système Api Staph suivantes :

35

40

45

50

55

	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:
5	:	Numéro	:	850206	:	860638	:	850071	:	850279	:
	:	de la souche	:		:		:		:		:
	:		:		:		:		:		:
10	:	D-Glucose	:	+	:	+	:	+	:	+	:
	:		:		:		:		:		:
	:		:		:		:		:		:
15	:	D-Fructose	:	+	:	+	:	+	:	+	:
	:		:		:		:		:		:
	:		:		:		:		:		:
20	:	D-Mannose	:	+	:	+	:	+	:	+	:
	:		:		:		:		:		:
	:		:		:		:		:		:
25	:	Maltose	:	+	:	+	:	+	:	+	:
	:		:		:		:		:		:
	:		:		:		:		:		:
30	:	Lactose	:	-	:	+	:	+	:	+	:
	:		:		:		:		:		:
	:		:		:		:		:		:
35	:	D-Tréhalose	:	+	:	+	:	+	:	+	:
	:		:		:		:		:		:
	:		:		:		:		:		:
40	:	D-Mannitol	:	-	:	-	:	-	:	-	:
	:		:		:		:		:		:
	:		:		:		:		:		:
45	:	Xylitol	:	-	:	-	:	-	:	-	:
	:		:		:		:		:		:

	:	:	:	:	:	:	:
5	:	D-Mélibiose	:	-	:	-	:
	:	:	:	:	:	:	:
	:	:	:	:	:	:	:
10	:	Nitrate de	:	+	:	-	:
	:	potassium	:	:	:	+	:
	:	:	:	:	:	:	:
	:	:	:	:	:	:	:
15	:	α -naphthyl	:	-	:	-	:
	:	phosphate	:	:	:	:	:
	:	:	:	:	:	:	:
	:	:	:	:	:	:	:
20	:	pyruvate de	:	+	:	-	:
	:	sodium	:	:	:	+	:
	:	:	:	:	:	:	:
	:	:	:	:	:	:	:
25	:	:	:	:	:	:	:
	:	Raffinose	:	-	:	-	:
	:	:	:	:	:	:	:
	:	:	:	:	:	:	:
30	:	:	:	:	:	:	:
	:	Xylose	:	-	:	-	:
	:	:	:	:	:	:	:
	:	:	:	:	:	:	:
35	:	Saccharose	:	+	:	+	:
	:	:	:	:	:	:	:
	:	:	:	:	:	:	:
	:	:	:	:	:	:	:
40	:	α -méthyl-D-	:	-	:	-	:
	:	glucoside	:	:	:	:	:
	:	:	:	:	:	:	:
	:	:	:	:	:	:	:
45	:	N-acétyl-	:	+	:	+	:
	:	glucosamine	:	:	:	:	:
	:	:	:	:	:	:	:
50	:	:	:	:	:	:	:

	:	:	:	:	:	:				
5	: Arginine	:	+	:	-	:	-	:	-	:
	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:
	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:
	: Urée	:	-	:	+	:	-	:	-	:
10	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:
	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:
	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:
	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:
15	: Espèce *	:	<u>Staphylo-</u>	:	<u>Staphylo-</u>	:	<u>Staphylo-</u>	:	<u>Staphylo-</u>	:
	:	:	<u>coccus</u>	:	<u>coccus</u>	:	<u>coccus</u>	:	<u>coccus</u>	:
	:	:	<u>haemoly-</u>	:	<u>hominis</u>	:	<u>hominis</u>	:	<u>hominis</u>	:
	:	:	<u>ticus</u>	:	:	:	:	:	:	:
	:	:	1	:	2	:	2	:	2	:
20	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:

* Selon la classification de Kloos et Schleifer

L'antibiogramme de ces souches est le suivant :

30	:	:	:	:	:	:					
	:	Numéro	:	850206	:	860638	:	850071	:	850279	:
	:	de la souche	:	:	:	:	:	:	:	:	:
35	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:
	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:
	:	Pénicilline G	:	R	:	S	:	S	:	R	:
40	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:
	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:
	:	Oxacilline	:	R	:	S	:	S	:	S	:
	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:
45	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:
	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:
	:	Tobramycine	:	R	:	S	:	S	:	S	:
	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:
50	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:	:

5	:	:	:	:	:	:
	: Gentamicine	: R	: S	: S	: S	:
	:	:	:	:	:	:
	: Tétracycline	: R	: S	: S	: R	:
10	:	:	:	:	:	:
	: Erythromycine	: R	: R	: S	: S	:
	:	:	:	:	:	:
15	: Clindamycine	: S	: S	: S	: S	:
	:	:	:	:	:	:
20	: Pristinamycine	: S	: S	: S	: S	:
	:	:	:	:	:	:
25	: Triméthopri	:	:	:	:	:
	: +	: R	: S	: S	: S	:
	: Sulfamides	:	:	:	:	:
30	:	:	:	:	:	:
	: Rifampicine	: S	: S	: S	: S	:
35	:	:	:	:	:	:
	: Acide fusidique	: R	: S	: S	: S	:
40	:	:	:	:	:	:
	: Vancomycine	: S	: S	: S	: S	:
45						

R = résistant

S = sensible

50

A titre d'exemple, la mise en oeuvre du procédé d'obtention des polyosides capsulaires extraits par autoclavage de 10^8 bactéries a permis d'obtenir les quantités indiquées dans le Tableau ci-après. Ces valeurs ne sont qu'indicatives, car la production de polyoside capsulaire est assez variable d'une culture à l'autre.

55

Numéro de la Souche	Espèce	Type Capsulaire	Production de polyside capsulaire (microgrammes)
850208	<u>S. haemolyticus</u> 1	5	30
880638	<u>S. hominis</u> 2	5	4
850071	<u>S. hominis</u> 2	8	20
850279	<u>S. hominis</u> 2	8	5

Les polysides capsulaires obtenus à partir de souches de staphylocoque coagulase négative peuvent être utilisés pour :

- a) la préparation de vaccins contre Staphylococcus aureus, à usage humain ou vétérinaire, en vue - d'une protection individuelle ou - de l'obtention de sérums immuns utilisables pour la préparation d'anticorps anti-polyside capsulaire pouvant être utilisé en immunothérapie passive ou pour le diagnostic par des techniques d'agglutination, ELISA, RIA ou Western blot selon des méthodes connues de l'homme de l'art;
- b) la préparation de produits de diagnostic pour un diagnostic chez l'homme, chez l'animal ou dans des produits agro-alimentaire, et notamment pour :
 - la détection dans des produits biologiques d'anticorps spécifiques du polyside capsulaire, ou
 - la détection de polyside capsulaire dans des isoléments cliniques de staphylocoques coagulase positive ou coagulase négative.

Revendications

1. Procédé d'obtention d'un polyside capsulaire caractéristique de Staphylococcus aureus par culture de souches de staphylocoques, extraction du polyside capsulaire et purification de ce polyside capsulaire, caractérisé en ce qu'on utilise comme souche de staphylocoque une souche de staphylocoque coagulase négative qui a été sélectionnée parmi les souches productrices de ce polyside.
2. Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce qu'on sélectionne une souche de staphylocoque coagulase négative productrice d'un polyside capsulaire caractéristique de Staphylococcus aureus par réaction d'agglutination au moyen d'anticorps spécifiques des polysides capsulaires de Staphylococcus aureus.
3. Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce qu'on sélectionne une souche de staphylocoque coagulase négative productrice d'un polyside capsulaire présenté par une souche de Staphylococcus aureus par détection du polyside capsulaire dans un extrait bactérien de la souche.
4. Procédé selon la revendication 3, caractérisé en ce que l'extrait bactérien est un extrait obtenu par lavage des bactéries.
5. Procédé selon la revendication 3, caractérisé en ce que l'extrait bactérien est un extrait obtenu après lyse bactérienne.
6. Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 5, caractérisé en ce qu'on extrait le polyside capsulaire après autoclavage.
7. Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 5, caractérisé en ce qu'on extrait le polyside capsulaire après lyse des bactéries par un agent de lyse.
8. Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 7, caractérisé en ce qu'on purifie le polyside capsulaire extrait par traitement enzymatique, suivi d'une chromatographie d'échange d'ions et d'une filtration sur gel.
9. Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 8, caractérisé en ce qu'on utilise une souche de staphylocoque coagulase négative déposée à la CNCM sous les numéros I-682, I-683, I-684 ou I-685.
10. Procédé d'obtention d'un vaccin contre Staphylococcus aureus, caractérisé en ce que l'on utilise un

polyoside selon la revendication 1.

11. Procédé d'obtention d'un produit de diagnostic pour la détection des staphylocoques coagulase positive ou négative, caractérisé en ce que l'on utilise un polyoside obtenu par un procédé selon la revendication 1.
12. Souches purifiées de staphylocoque coagulase négative productrices de polyoside capsulaire caractéristique de Staphylococcus aureus.
13. Souches selon la revendication 12, qui sont les souches déposées à la CNCM sous les numéros I-682, I-683, I-684 et I-685, le 30 juillet 1987.
14. Utilisation des souches selon la revendication 12 ou la revendication 13 pour l'obtention de polyosides capsulaires caractéristiques de Staphylococcus aureus.

Claims

1. Process for the preparation of a capsular polysaccharide characteristic of Staphylococcus aureus, by cultivating strains of staphylococci, extracting the capsular polysaccharide and purifying this capsular polysaccharide, characterised in that the strain of staphylococci used is a strain of coagulase-negative staphylococci selected from the strains which produce this polysaccharide.
2. Process according to claim 1, characterised in that a coagulase-negative strain of staphylococci producing a capsular polysaccharide characteristic of Staphylococcus aureus is selected by an agglutination reaction using antibodies specific for the capsular polysaccharides of Staphylococcus aureus.
3. Process according to claim 1, characterised in that a coagulase-negative strain of staphylococci producing a capsular polysaccharide presented by a strain of Staphylococcus aureus is selected by detection of the capsular polysaccharide in a bacterial extract of the strain.
4. Process according to claim 3, characterised in that the bacterial extract is obtained by washing the bacteria.
5. Process according to claim 3, characterised in that the bacterial extract is obtained after bacterial lysis.
6. Process according to any one of claims 1 to 5, characterised in that the capsular polysaccharide is extracted after autoclaving.
7. Process according to any one of claims 1 to 5, characterised in that the capsular polysaccharide is extracted after lysis of the bacteria by a lytic agent.
8. Process according to any one of claims 1 to 7, characterised in that the extracted capsular polysaccharide is purified by enzymatic treatment, followed by ion exchange chromatography and gel filtration.
9. Process according to any one of claims 1 to 8, characterised in that a coagulase-negative strain of staphylococci deposited with the CNCM under the numbers I-682, I-683, I-684 or I-685 is used.
10. Process for preparing a vaccine agent Staphylococcus aureus, characterised in that a polysaccharide according to claim 1 is used.
11. Process for preparing a diagnostic product for detecting coagulase -positive or -negative staphylococci, characterised in that a polysaccharide obtained by a process according to claim 1 is used.
12. Purified strains of coagulase-negative staphylococci producing capsular polysaccharide characteristic of Staphylococcus aureus.
13. Strains according to claim 12 which are the strains deposited with the CNCM, under the numbers I-682,

I-683, I-684 and I-685, on 30th July 1987.

14. Use of the strains according to claim 12 or 13 for the production of capsular polysaccharides characteristic of Staphylococcus aureus.

6

Patentansprüche

1. Verfahren zur Gewinnung eines für Staphylococcus aureus charakteristischen Kapselpolyosids durch Züchten von Staphylokokkenstämmen, Extrahieren des Kapselpolyosids und Reinigen dieses Kapselpolyosids, dadurch gekennzeichnet, daß man als Staphylokokkenstamm einen Koagulase-negativen Staphylokokkenstamm verwendet, der aus dieses Polyosid bildenden Stämmen ausgewählt worden ist.
2. Verfahren nach Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, daß man einen Koagulase-negativen Staphylokokkenstamm, der ein für Staphylococcus aureus charakteristisches Kapselpolyosid bildet, durch Agglutinationsreaktion mit Hilfe von für Kapselpolyoside von Staphylococcus aureus spezifischen Antikörpern auswählt.
3. Verfahren nach Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, daß man einen Koagulase-negativen Staphylokokkenstamm, der ein Kapselpolyosid bildet, das von einem Stamm von Staphylococcus aureus gebildet wird, durch Nachweis des Kapselpolyosids in einem Bakterienextrakt des Stammes auswählt.
4. Verfahren nach Anspruch 3, dadurch gekennzeichnet, daß der Bakterienextrakt ein durch Waschen der Bakterien erhaltener Extrakt ist.
5. Verfahren nach Anspruch 3, dadurch gekennzeichnet, daß der Bakterienextrakt ein durch Lyse der Bakterien erhaltener Extrakt ist.
6. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 5, dadurch gekennzeichnet, daß man das Kapselpolyosid nach der Behandlung im Autoklaven extrahiert.
7. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 5, dadurch gekennzeichnet, daß man das Kapselpolyosid nach der Lyse der Bakterien mit einem Lysemittel extrahiert.
8. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 7, dadurch gekennzeichnet, daß man das extrahierte Kapselpolyosid durch enzymatische Behandlung, gefolgt von einer Ionenaustauschchromatographie und einer Gelfiltration, reinigt.
9. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 8, dadurch gekennzeichnet, daß man einen Koagulase-negativen Staphylokokkenstamm verwendet, der unter den Hinterlegungsnummern I-682, I-683, I-684 oder I-685 beim CNCM hinterlegt worden ist.
10. Verfahren zur Herstellung eines Impfstoffs gegen Staphylococcus aureus, dadurch gekennzeichnet, daß man ein Polyosid nach Anspruch 1 verwendet.
11. Verfahren zur Herstellung eines diagnostischen Produkts zum Nachweis von Koagulase-positiven oder -negativen Staphylokokken, dadurch gekennzeichnet, daß man ein nach einem Verfahren gemäß Anspruch 1 erhaltenes Polyosid verwendet.
12. Gereinigte, Koagulase-negative Staphylokokkenstämmen, die das für Staphylococcus aureus charakteristische Kapselpolyosid bilden.
13. Stämme nach Anspruch 12, bei denen es sich um die Stämme handelt, die unter den Hinterlegungsnummern I-682-, I-683, I-684 und I-685 am 30. Juli 1987 beim CNCM hinterlegt worden sind.
14. Verwendung der Stämme nach Anspruch 12 oder nach Anspruch 13 zur Gewinnung von für Staphylococcus aureus charakteristischen Kapselpolyosiden.

THIS PAGE BLANK (USPTO)

**This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning
Operations and is not part of the Official Record**

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

- ☐ BLACK BORDERS
- ☐ IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
- ☐ FADED TEXT OR DRAWING
- ☒ BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING
- ☐ SKEWED/SLANTED IMAGES
- ☐ COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS
- ☐ GRAY SCALE DOCUMENTS
- ☐ LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT
- ☐ REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY
- ☐ OTHER: _____

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.

THIS PAGE BLANK (USPTO)